This Page Is Inserted by IFW Operations and is not a part of the Official Record

BEST AVAILABLE IMAGES

Defective images within this document are accurate representations of the original documents submitted by the applicant.

Defects in the images may include (but are not limited to):

- BLACK BORDERS
- TEXT CUT OFF AT TOP, BOTTOM OR SIDES
- FADED TEXT
- ILLEGIBLE TEXT
- SKEWED/SLANTED IMAGES
- COLORED PHOTOS
- BLACK OR VERY BLACK AND WHITE DARK PHOTOS
- GRAY SCALE DOCUMENTS

IMAGES ARE BEST AVAILABLE COPY.

As rescanning documents will not correct images, please do not report the images to the Image Problem Mailbox.

⑱日本国特許庁(JP)

①特許出願公表

⑫公表特許公報(A)

 $\Psi 5 - 500007$

❸公表 平成5年(1993)1月14日

⊕Int.Cl. 5

識別記号

庁内整理番号

審查請求 未請求 予備審查請求 有

部門(区分) 1(1)

C 12 N 5/20 15/06 C 12 P 21/08

8214-4B ×

(全10頁)

9発明の名称 根換えウシソマトトロピンにおけるアセチル化リジン残基に対するモノクローナル抗体

②特 頭 平2-513358

862出 願 平2(1990)7月16日

❷翻訳文提出日 平4(1992)1月31日

❸国際出願 PCT/US90/03879

@国際公開番号 WO91/02080

囫国際公開日 平3(1991)2月21日

危発 明 者 エバンス, ダイアン・マリー アメ「

アメリカ合衆国ミシガン州49007、カラマズー、アパートメント・

1ーピイ、エヌ・セイジ223番

の出 願 人 ジ・アップジョン・カンバニー

アメリカ合衆国ミシガン州49001、カラマズー、ヘンリエツタ・ス

トリート301番

19代理人

弁理士 青山 葆 外1名

⑩指 定 国 AT(広域特許), AU, BB, BE(広域特許), BF(広域特許), BG, BJ(広域特許), BR, CA, CF(広域

特許), C G(広域特許), C H(広域特許), C M(広域特許), D E(広域特許), D K(広域特許), E S(広域特 許), F I, F R(広域特許), G A(広域特許), G B(広域特許), H U, I T(広域特許), J P, K P, K R, L K, L U(広域特許), M C, M G, M L(広域特許), M R(広域特許), M W, N L(広域特許), N O, R O, S D, S E

(広域特許), SN(広域特許), SU, TD(広域特許), TG(広域特許), US

最終頁に続く

請求の範囲

1.rbStのアセチル化リジン残基に対するモノクローナル抗体を 生産するハイブリドーマ。

2.ATCC # HB-10181である、請求の範囲第1項に記載のハイブリドーマ。

3. アセチル化リジン残器に対するモノクローナル抗体であって、 遊離のリジンアミノ酸のα-アセチル基とε-アセチル基とを区別す ることのできる抗体。

4.抗pi7 rbSt分子である、請求の範囲第3項に記載の抗体。

5.ハイブリドーマATCC# HB‐i018~により生産され

る、請求の範囲第3項に記載のモノクローナル抗体。

6. i gG クラスに属する、請求の範囲第3項に記載のモノクローナル抗体。

7.a)rbStのアセチル化リジン残器に対するモノクローナル抗体 をrbSt試料に接触させ:

b)該rbS tと接触している該モノクローナル抗体を、該モノクロ

ーナル抗体とrbStのアセチル化リジン残基との間に免疫学的複合 -体を形成するのに充分な時間および条件下で保持し:次いで

c)得られた該免疫複合体の量を検出する:

・工程からなることを特徴とする組換えにより生産されたbStにおけるアセチル化の割合を定量する方法。

8.a) 該モノクローナル抗体を該rbSt試料に接触させる前に、まず、該試料を固体支持体上に固定化し:

b)該結合rbSt試料を次いで該モノクローナル抗体と接触させ;

c) 抜モノクローナル抗体と結合rbS tとの接触を、第1の免疫学 的複合体を形成するのに充分な時間および条件下で保持し;次いで

d) 該第1の免疫学的複合体を、結合 rbS tと免疫学的複合体を形成していないモノクローナル抗体を洗い流すことにより検出し、該第1の免疫学的複合体を次いで第2の抗体と接触させて、該第2の抗体と該第1の免疫学的複合体とからなる第2の免疫複合体を形成させ、該第2の抗体には検出可能な指示薬が取り付けられている。

請求の範囲第7項に記載の方法。

9.rbStのアセチル化リジン残器に対するモノクローナル抗体が
ハイブリドーマATCC# HB-10181により生産される、請
東の範囲第7項に記載の方法。

組換えのシソマトトロピンにおけるアセチル化 リジン残益に対するモノクローナル抗体

発明の分野

本発明は、ハイブリドーマ技術およびこの技術を用いたモノクローナル抗体の製造に関する。さらに詳しくは、本発明は、異種ポリペプチド、特に、組換えクシソマトトロピン(rbSt)におけるアセチル化リジン残基に対するモノクローナル抗体を生産するハイブリドーマ、それにより生産されたモノクローナル抗体、および該モノクローナル抗体をrbStのアセチル化リジン残基の検出および定量に用いる方法に関する。

発明の背景

天然のタンパク質、すなわち、通常生体内で生産されるタンパク質におけるリジン残基のアセチル化は、宿主生物により誘導される

翻訳後修飾である〔オールフレイ・ブイ・ジイ(Allfrey, V.G.)ら、 1983、「ポスト-トランスレーショナル・コパレント・モディフィ ケーション・オブ・プロテインズ(Post-translational Covalent Modification of Proteins)」、ピイ・コンナー・ジョンソン (B. Conner Johnson)編、(アカデミック・プレス(Academic Press)、 MY)、頁181~199:ウォルド・エフ(Wold, F.)、1981、アニュアル・ レビュー・オブ・バイオケミストリー(Annual Rev. Biochem.)、50: 783]。この現象は、ヒストン [ミュラー・エス(Muller, S.)ら、1 987、モレキュラー・イムノロジー(Molecular immunology) 24:779]、 <u>クラミドモナス属</u>のα-チューブリン[ピベルノ・ジイ(Piperno, G.) ら、1985、ジャーナル・オブ・セル・バイオロジー(J. Cell Biol.) 101:2085 ; エル・ヘルナウルト・エス・ダブリュー(L'Hernault, S. Y.)ら、1985、パイオケミストリー(Biochem.) 24:473: エル・ヘ ルナウルト・エス・ダブリューら、1983、ジャーナル・オブ・セル・ パイオロジー 97:258)];および低密度リポタンパク質(L D L)(シュ タインブレッカー・ユー・ピー(Steinbrecker, U. P.)ら、1984、ジャ ーナル・オブ・リピッド・リサーチ(J. Lipid Research) 25:1109))

祖換えクシソマトトロピン(すなわち、組換えDNA法により生産されるクシソマトトロピン)つまりrbStは、クシの乳汁分泌および成長を増大させるのに重要である。rbStでは、主として157位、167位、171位および180位にあるリジン残基がアセチル化されていると報告されている(米国特許出願第07/323,901号(1939年3月15日付で出願)を参照:この米国特許出願は参考文献として、ここに援用する)。アセチル化は、他のrbSt不純物(例えば、アミノ酸残基99のアスパラギンがイソアスパラギン酸に置換されており、脱アミド化を受けているrbSt)に加えて、このタンパク質の等電点(p1)を8.2から7.0に変化させる。アセチル化型rbStは、rbStのp17.0パンドの67%、つまり発酵により生産された全rbStの15~30%を占める。さらに、公表された研究によれば、ヒト成長ホルモンおよびクシ成長ホルモンのリジンを化学的にアセチル化すると、これら分子の体細胞性レセブタとの結合を低

特表平5-500007 (3)

は化または阻害するので〔テー・エル・シイ(Teh. L.C.)ら、1988、
パイオケミカル・アンド・パイオフィジカル・リサーチ・コミュニケーションズ(Bioches. Biophys. Res. Comm.) 150:391: デ・ラ・エルローサ・ピー(de la Llosa, P.)ら、1985、フェブズ・レターズ(Febs. Letters) 191:211: およびマルタル・ジェイ(Wartal, J.)ら、1985、フェブズ・レターズ 180:295)〕、獣医学分野における強剤としては望ましくない。したがって、rbStをアセチル化リジンの存在および量について試験する効率的で効果的な方法が望ましい。また、アセチル化rbStをアセチル化されていない天然積から精製するのが望ましいであろう。

従来の研究報告では、ジアセチル化、モノアセチル化および非アセチル化のヒストンH4に結合するモノクローナル抗体(MAB)の製造と、トリアセチル化H4およびジアセチル化H4と反応するポリクローナル抗体を含む抗血清の製造とについて述べられている[ミュラー(前出)を参照]。アセチル化型α-チューブリンについて特異的なMABが報告されている[ビベルノ(前出)を参照]。また、

記のミュラーらは、マウスをトリアセチル化ヒストンH4で免疫することにより、10種類のMABを得ている。これらのMABは、いずれもアセチル化型H4に対して完全に特異的ではなく、トリアセチル化H4に対しては検出し得るような反応を示さない。さらに、ミュラーらは、トリアセチル化H4およびジアセチル化H4に対して強く反応する抗血液を教示している。抜ミュラー抗体は、H4に特異的である。これらの抗体は、他のアセチル化タンパク質と交差反応を起こさない。ミュラーらは、一般的には組換えタンパク質、さらに詳しくはrbSについて含及していない。

上記のピベルノらは、アセチル化型α・チューブリンに特異的であると思われる了種類のMABについて含及している。しかし、これらの抗体は、いずれもアセチル化リジンだけを認識するのではない。これらの抗体は、α・チューブリン分子の存在を必要とする。 ピベルノらは、rbStに関係するMABについて何も述べておらず、 しかも根換えタンパク質に関係するMABについて何も一般的には 述べていない。 アセチル化しDLに対して生じた抗体 [シュタインブレッヒャー(Steinbrecher)(前出)] だけでなく、テトラアセチル化型のH4ヒストンを特異的に認識する抗体 [フェッファー・ユー(Pfeffer, U.)ら、1985、ジャーナル・オブ・バイオロジカル・ケミストリー(J. Biol. Chea.) 261:2436] も調製されている。

アセチル化されたリジン残基自体に特異的な抗体がアセチル化度 と無関係に利用できるのであれば、アセチル化の存在を検出するの は容易となろう。

情報の開示

タンパク質におけるアセチル化リジンの存在および位置は、N末端配列決定法および高速原子衝撃(FAB)質量分析法により決定されるが、これらの方法は、組換えDNA法により製造されたクンパク質ロット中におけるアセチル化不純物を日常的に定量するには不向きである。

日常的なタンパク質修飾分析および定量用として、いくつかのモ ノクローナル抗体およびポリクローナル抗体が開発されている。上

上記のペッファーらは、クロマチンの特異的な領域を同定するのに用い得るポリクローナル抗体を教示している。この抗体はテトラアセチル化型H4を認識する。しかし、この抗体は他のアセチル化タンパク質とは交差反応を起こさず、ペッファーらはMABを教示していない。

また、上記のシュタインブレッヒャーも、アセチル化リジンに特異的なポリクローナル抗体を教示している。このポリクローナル抗体を教示している。このポリクローナル抗体は組換なるシバク質と交差反応を起こさず、しかもrbS tに関するものではない。

発明の概要

本発明は以下のものを提供する:

- (1)rbStのアセチル化リジン残基に対するモノクローナル抗体 を生産するハイブリドーマ:
- (2)ATCC# HB-10181である上記のハイブリドーマ:
- (3)rbS tのアセチル化リジン残基に対するモノクローナル抗体

特表平5-500007 (4)

であって、遊離のリジンアミノ酸のα-アセチル基とε-アセチル基 とを区別することのできるモノクローナル抗体:

- (4)抗pl7 rbSt分子である上記のモノクローナル抗体:
- (5)ハイブリドーマATCC# HB-1018!により生産される上記のモノクローナル抗体:
- (6) I gGクラスに属する上記のモノクローナル抗体;
- (7)a)rbStのアセチル化リジン残基に対するモノクローナル抗体をrbSt試料に接触させ:
- b)接rbS tと接触している孩モノクローナル抗体を、孩モノクローナル抗体とrbS tのアセチル化リジン残基との間に免疫学的複合体を形成するのに充分な時間および条件下で保持し:次いで
- c) 液接触により得られた液免疫複合体の量を検出する工程からなることを特徴とする組換えにより生産されたbS におけるアセチル化の割合を定量する方法:
- (8)a)該モノクローナル抗体を譲rbSt試料に接触させる前に、 まず、該試料を固体担体上に固定化し:

質量分析法により決定できるが、これらの方法は組換えクンパク質ロットにおけるアセチル化不純物の日常的な定量には不向きである。本発明は、品質管理を目的として、rbStロットを日常的にスクリーニングおよび定量し、そのリジン-アセチル化度を決定する簡単で効果的な手段を提供する。

ハイブリドーマ細胞により生産される単一の抗体として定義されるモノクローナル抗体は、化学的にアセチル化したrbStでCAF/
Jマクスを免疫することにより生産される。rbStのアセチル化は 無水酢酸を用いて行われる。標準的なハイブリドーマ法を実施した 後、IgG MABを甲離する。好適な方法は、イー・コリーで調製 されたrbStの製造ロットから精製されたアセチル化rbStを用いる ことである。

アセチル化rbSt(pI 7.0)の定量は、間接的で非疑合的な酵素 結合免疫吸替検定法(ELISA)を用いて行われる。rbSt試料は、 ポリスチレン製のマイクロタイターブレート上に固定化され、この ブレートにMABが添加される。結合MABはベルオキンダーゼ標 b)該結合rbSt試料を次いで該モノクローナル抗体と接触させ;

c)接モノクローナル抗体と結合rbStとの接触を、第1の免疫学 的複合体を形成するのに充分な時間および条件下で保持し:次いで d) 該第1の免疫学的複合体を、結合rbStと免疫学的複合体を形 成していないモノクローナル抗体を洗い流すことにより検出し、該 第1の免疫学的複合体を次いで第2の抗体と接触させて、第2の免 疫複合体を形成させ、該第2の抗体には検出可能な指示薬が取り付 けられている請求の範囲第7項に記載の方法:

(9)rbStのアセチル化リジン残基に対するモノクローナル抗体 がハイブリドーマATCC# HB-1018~により生産される上 記の方法。

発明の詳細な説明

組換えクシソマトトロピン(rbSt)におけるリジンのアセチル化は、宿主のイー・コリー(E.coli)により翻訳後修飾として導入された組換えタンパク質中の不純物である。タンパク質におけるアセチル化リジンの存在および位置は、N-末端配列決定法およびFAB

識クサギ抗マウス!gGにより検出される。

本発明によるMABの特異性は、機々な合成rbStペプチドを化学的にアセチル化し、それらを競合ELISAにおける阻害剤として評価することにより、特徴づけられる。

本発明は、以下の実施例により、さらに詳しく例示される。

実施例 I

A部 rbStの化学的アセチル化

rbSt試料は確立された手順を用いて化学的にアセチル化される。例えば、 [ミーンズ・ジイ・イー(Weans, C.E.)ら、1971、ケミカル・モディフィケーションズ・オブ・プロテインズ(Chemical Wodifications of Proteins)、ホールデン・ケイ・インク(Holden Cay, Inc.)、オークランド、カリフォルニア、214頁、およびフレンケルーコンラット・エイチ(Frackel-Conrat. H.)、1959、メソッズ・エンザイモロジー(Methods Enzymology) 4:247]を参照。水〇.1 ml 中のrbSt約1 0 mgを、〇.1 ml の飽和酢酸ナトリウム緩衝液(pH g. 6) [ングマ(Signa)] と混合する。タンパク質を可溶化するた

特表平5-500007 (5)

めに、O. 1 2 sの塩酸グアニジン(Gdn-HCl) [シュワルツ/マン・パイオテク(Schwarz/Wann Biotech)] を加えて、最終濃度を 6 MGdn-HClとする。この混合物を水上で30分間冷却する。2 μlの無水酢酸 [マリンクロッド(Wallinckrodt)] を、0℃にて、1時間にわたって、10分ごとに添加する。

4℃にてリン酸報衝生理食塩水(PBS)に対して48時間透析することにより、無水酢酸およびCda-HClを除去する。化学的にアセチル化されたrbStは、凍桔乾燥され、-20℃で保存される。rbSt分子の様々な断片を含む合成rbStペプチドも同様にしてアセチル化される。

B部 p!7.0 rbStの精製

rbStのp! 7.0画分は、クロマトフォーカシング法により単離/精製される。30alの影潤PBE-94ゲル[ファーマシア(Pharmacia)]を1×30cmのカラムに詰め、12ベッド容量(約300ml)の0.025Mエタノールアミン-酢酸緩衝液(pH9.4)を用いて平衡化/洗浄する。rbStをエタノールアミン接衝液に溶解

ク質濃度は、係数1.46か6.3 mg/mlに対応することを用いて、被長280 mmで分光光度法により決定された。精製pl 7.0の等電点電気泳動(IEF)分析によると、pl 6.7~7.2に4つの濃いパンドの果まり(大部分はpl 6.9~7.0に集中していた)と、pl 5.8~6.7に一連のかすかなパンドとが見られた。この試薬「精製pl 7.0」は、タンパク質のpl を8.2領域から7.0領域に変化させるrbS t不純物(例えば、アセチル化型、脱アミド化型、および/または I so-A sp-99型のrbS t)から構成されている。

構製p17.0のrbStおよび精製p18.2のrbStの他の型は、共に、99位の通常のアスパラギンをグリシンに置換して製造されたrbStロットから単離される(米国特許出願第07/299,107号(1989年1月19日付で出願)を参照:この米国特許出願は参考文献として、ここに提用する)。このような置換により、アスパラギンからイソアスパルテート99への塩基触媒による再配列(すなわち、「so-Asp-99 rbSt不純物)が防止される。この発酵から得られるp「7.0箇分「gly-99 p17.0」は、アセナル化型rbStおよび脱

した 1 5.4 ag/sl溶液をPBEカラムに加え、ポリバッファー 9 6 (ファーマシア)の1/10希釈液を用いて、 2 6 al/hrの流量で溶出させる。 画分(各 1.5 al)をガラス製試験管に収集し(ISCOフラクションコレクタ)、UV モニク(Areal ISCO)によるタンパク質検出を行う。 2 ~ 3 ベッド容量(約100 ml)の 1.0 M塩化ナトリクム

(NaC1)溶液を用いて、上記カラムを再生する。pi 7.0の画分をブールし、ポリバッファ両性電解質を碳酸アンモニウム沈澱により除去する。碳酸アンモニウム(NH.SO.)を、25℃で飽和度が90%になるように、固体のままでpi 7.0両分に添加する。この溶液を窒温で2時間提搾し、次いで32.000rps[ソルバール(Sorval)]で速心分離する。 沈殿物を飽和NH.SO.溶液で3回洗浄し、毎回10.000rpaで速心分離する。 最終的な沈殿物を0.1 MNaHCO.(pH9.5)で復元し、4℃にて、同緩衝液に対して一晩透析する。 精製pi 7.0 rbStの一部を、1.5 alのエッペンドルフ蓋付違心管に探り、-20℃で保存する。 精製pi 7.0 のタンパ

アミド化型rbSiからなる。「Gly-99 pl 8.2」は対応のpl 8.2画分である。これら2つのタンパク質は、凍結乾燥された固体および適当な緩衝液中で復元されたものとして供給される。

rbSt、精製p! 7.0、gly-99 p! 7.0およびgly-99 pl

8.2の等電点電気泳動は、PHAST IEF系(ファーマシア)を用いて行われる。PBS中のタンパク質試料(3μ1の2~3 mg/ml 溶液)を、予め固まらせた0.35 mmポリアクリルアミドPhastGel IEF pH3~9ゲル(ファーマシア)上に加え、520VH (1910V/2.5 mA/35W/15℃)で等電点電気泳動に付す。 広範囲のpi 補正キット(pH3~10)(ファーマンア)をp! 標準として用い、pH勾配を定める。分離されたタンパク質の存在および位置を可視化するために、IEFゲルは、ファストシステム・ディベロップメント・テクニック(PhastSystem Development Technique) No.200に概読されている、高速クーマシーブルー染色法により直接染色される。

C部 モノクローナル抗体の製造

フロイント完全アジュパント [ディフコ(Difco)] に乳化させた 化学的アセチル化rbS l 50 μgをC A F i/lマウス {ジャクソン・ ラボラトリーズ(Jackson Laboratories)] に腹膜腔内投与すること により、これらの動物を免疫する。第2および第3の追加免疫につ いては、化学的にアセチル化されたrbSt 25μgをフロイント不 完全アジュバントに乳化させ、4週間ごとに腹膜腔内投与すること により行われる。体細胞ハイブリダイゼーションの4日前に行われ る最終的な追加免疫では、精製pl7.0 rbSt 10μgをPBS (10mM NaPO., 150mM NaCl, pH7, 3)に溶解したもの を静脈内(IV)投与する。最も高い力価の抗-アセチル化rbStで免 疫されたマウスから得られた脾臓細胞を、確立された手法〔レーン・ アール・デイ(Lane, R.D.), 1985, ジャーナル・オブ・イムノロジ カル・メソッズ(1. [mmunol. Nethods) 8:223)] に従って、SP-2/0マウス形質細胞腫の細胞系と融合させる。アセチル化rbSt (p I 7 . 0)およびp I 8 . 2 特異的免疫グロブリンを生産する培養物 を、スクリーニングELISAを用いて検出し、マイクロタイター

次いでタンパク質Aクロマトグラフィーに付される。まず、8 alの 飽和硫酸アンモニウム溶液(シグマ)を、4 ℃で、8 alの酸水に満下 し、水上で1時間撹拌する。この懸濁液を、微小遠心分離機 [5415 型、ブリンクマン・インスツルメンツ(Brinkman [nstruments)] を 用いて、1 3.000 rpaで遠心分離する。該ペレットを8 alの PBS に再懸濁し、pH 8.5で0.05 aM Na.PO。に対して一晩透析する。

タンパク質Aクロマトグラフィーについては、5 mlの膨濡したアフィゲル-プロテイン・エイ(Affisel-Protein A) [バイオーラッド・ラボラトリーズ(Bio-Rad Labs)] を、1×10cmのカラム(バイオーラッド)に詰め、(脱イオン化/蒸留水100mlあたり34.1sとして調製した)25 mlのpH9.0 バイオーラッド結合緩衝液で洗浄する。6 mlの透析試料を寄容量の結合緩衝液と混合し、カラムに加える。このカラムを50mlの結合緩衝液で洗浄する。(脱イオン化蒸留水100mlあたり2.2 sとして調製した)pH3.0 バイオーラッド溶出緩衝液を添加してMABを溶出させ、UVモニタ(Arms、

プレート [コーニング(Corning)] 中で標準的な限界希釈注を用いて、1個のウェルあたり1個の細胞の割合でクローン化する。選択された陽性のウェルについて、再度クローン化を行い、確立された粒子濃度蛍光免疫学的検定法(PCFIA)を用いて、モノクローン性および(IgC,のような)イソタイプを確認する。モノクローナル抗体を生産する興味あるハイブリドーマを大規模に培養し、細胞系を長期間にわたって凍結保存するために、ストック溶液を凍結する。抗pI 7モノクローナル細胞系および抗pI 8.2モノクローナル細胞系について、0.5 alのブリスタン [2,6,10,14-テトラメチルベンタデカン:シグマ・ケミカル・コーポレーション(Sigma Chenical Co.)]を、CAF,/Jマウスに腹膜腔内注射することにより、腹水を生産する。7日後、10'個のモノクローナルハイブリドーマ細胞を、マウスに腹膜腔内注射する。腹水は1~2週間後に採取される。

抗p (7モノクローナル抗体および抗p (8.2モノクローナル抗体および抗p (8.2モノクローナル抗体は、ネズミの腹水から硫酸アンモニワム分画法により精製され、

ISCO)でタンパク質検出を行いつつ、2 aiずつの画分として採取する(ISCO)ラクションコレクタ)。この精製手順を腹水試料の各々について繰り返した後、抗pi 7 MABおよび抗pI 8.2 MABに対する溶出画分を別々にブールし、IMのトリス緩衝液(pH 9.0)を用いてpH 7 に中和し、そしてマイクローブロディコン・コンセントレイター(Micro-Prodicon Concentrator)[バイオモレキュラー・ダイナミクス(Biomolecular Dynamics)]で濃縮/透折する。精製抗pi 7 MABおよび抗pi 8.2 MABのタンパク質濃度は、Σ¹z a²o*により、それぞれ11.4 mg/mlおよび6.6 mg/ml であると決定される。精製MABは、0.5 mlのエッペンドルフ査付返心管(バイオーラッド)に分注され、-20℃で保存される。精製抗pi 7 MABおよび抗pi 8.2 MABの特異性は、スクリーニングELISAを用いて確認されるが、その力価は、それぞれ1:1.600,000である。抗pi 7

MABおよび抗pl 8.2 MABは、さらに特徴づけられ、ドデシ

ル硫酸ナトリウム-ポリアクリルアミドゲル電気泳動(SDS-

PAGE)に付すと、重領(約50,000ダルトン)および軽額(約22,000ダルトン)を示すことがわかる。 [EF試験によると、

AMABについて4~6個のバンドの集まりが見られ、抗pl7

MABおよび抗pl8.2 MABに対する平均的なplは、それぞれ

5.8±0,16および6.4±0.16である。

実施例2

A部 抗p.[抗体の特徴づけ

rbStまたは精製p! 7.0 rbStを固体支持体(マイクロタイタープレート、ニトロセルロース)に固定化した場合や、gly-99 p! 7.0 rbStを溶液の阻害剤として用いた場合には、抗p! 7 MAB が最もよく機能する。抗p! 7 MABを含む溶液の阻害剤としてのrbStは、1,000μg/nlの濃度であっても、プレート上に固定化されたそれ自身またはgly-99 p! 7とは競合しない。同様の結果は、精製p! 7.0 rbStを溶液の阻害剤として用いた場合に得られる。これに対して、gly-99 p! 7.0は、gly-99 p! 7.0およびrbStに対して、それぞれ2.4μg/nlおよび18.8μg/nlとい

7、ファーマンア・ファストシステム・オーナーズ・マニュアル
(Pharmacia Phastsystea Owner's Mannual)。トライッコンタクト
(Tryckkontakt)、ウブサラ、スウェーデン]。拡散プロット法については、ニトロセルロース(バイオーラッド)を、IEFゲルよりもわずかに大きい寸法に切断し、PBSに5分間予備浸漬し、そしてすべての気泡を排除するようにしてIEFゲルの上に慎重に蔵置する。続いて、1枚の(厚い)ブロット用遮紙(バイオーラッド)を、ニトロセルロースの預部上に蔵置し、ゲルーニトロセルロース・ブロット用遮紙の全体をゲル乾燥器(バイオーラッド)上に倒置して(ブロット用遮紙を下側にして)、真空下、室温にて、一晩インキュベートする。

免疫学的検定法については、ニトロセルロースをベルから剥離し、 PBS(pH7.3)中の0.05%ツイーン-20(パイオ-ラッド)を 用いて、回転ブラットフォーム振遊機【アメリカン・ラボ(Aserican Lab)】上で、室温にて2時間ブロックする。PBS中で3回洗浄 した後、上記のニトロセルロースを、希釈していない抗pI7 MAB う平均的な50%阻害点を与える。rbSt/積製p[7.0は、タンパク質の立体配座を乱す非イオン系の界面活性剤である/ニデット (Nonidet)P-40(NP-40)を溶液相に導入した場合にのみ酸合する。0.5% NP-40の存在下では、rbStは、ブレート上に固定化された積製pl7.0と酸合する(50%阻害点は500με/al)のに対し、NP-40が存在しなければ、2.000με/alのrbStであっても、阻害は起こらない、さらに、gly-99 pl8.2 rbStは、NP-40の有無にかかわらず、抗pl7 MABと相互作用しない。

1.免疫ブロット

抗p1 7 MABおよび抗p1 8.2 MABの免疫ブロット分析は、確立された手順で行われる [ハミルトン・アール・ジィ(Hamilton, R.G.)ら、1987、ハイブリドーマ(Hybridoma) 6:205; ジョンスドッティアー・アイ(Jonsdottir, 1.)ら、1984、フェブス・レターズ 67:15:およびファストシステム・ディベロップメント・テクニック・ファイル(PhastSystem Development Technique File) 80.220、198

または抗p.18.2 MABの細胞培養物上消と共に、均一に撹拌し ながら、窒温で2時間インキュベートする。このメンブレンを、 PBS中で3回洗浄し、PBS中に1:2,000の割合で希釈され たベルオキンダーゼ構識ヤギ抗マウス「gに浸漬し、そして室温で 2時間撹拌する。PBS中で3回洗浄した後、新しく調製したDAB 基質(クェン酸-リン酸緩衝液中における0.5 ag/alの3~3'ジアミ ノベンジジン(Signa)および 0.5 ± 1/mlの 3 0 % H +O ±)中で、上 記のニトロセルロースを室温にて30分間インキュベートすること により、結合MABを検出する。この緩衝液には、1リットルあた り、29.4gのクエン肢二水素ナトリウムと、13.8gのNaH。 PO *-H *O が含まれている(pH 7.5)。このメンブレンを水中で すすいで、風乾することにより、反応を停止させる。 抗口17 MAB は、pl 7およびrbS tの試料におけるpl 7およびより酸性のパン ドに結合するが、rbStまたはgly-99 pl 8.2の試料のpl 8~ 8.2のパンドとは反応性を示さなかった。これに対して、抗すし 8.2 MABは、すべての試料中のp! 8.2 およびp! 7のパンド

と交差反応を起こした。

2.間接的な非競合的ELISA

アセチル化されたrbSt(pl 7.0)の定量は、ポリスチレン製のマイクロタイタープレート上に固定化されたrbSt試料を用いた間接的な非酸合的ELISAにより行われ、結合MABはベルオキンダーゼ標識ウサギ抗マウスIgCにより接出される。固定化タンパク質(例えば、pl 7、pl 8.2、rbSt、化学的にアセチル化されたrbSt)の検量線は、まずこのクンパク質を重炭酸緩衝液(pH 9.6)中に20μg/alまで希釈することにより調製される。この溶液を、ポリエチレン製の遠心管(コーニング)中で、重炭酸緩衝液を用いて、順次2倍に希釈し、得られた希釈液を、引き続いてlagulon IIマイクロタイクープレートの各カラムに、各ウェルあたり100μlの割合で移す。ベルオキンダーゼ抗マウスIgC複合体の適当な希釈取(1:3,000)は、様々な濃度について試験し、結合抗体が存在しない場合のパックグランド(負の対照)の応答がして0.1 ODであるのに対し、rbStの検量線に対して最大(最も高感度)のOD値

2.0al、および/または阻害剤を1:10に希釈するのに必要な容 量)を含むポリプロピレン製の遠心管中で、同じ緩衝液を用いて、 順次 2 倍に希釈する。抗p 1 7 Μ A B の 1 . 6 μ g/ml溶液を、1% ゼラチン-PBS中に調製し、既知量(通常、各250μl)を、阻害 朔-1%ゼラチン-PBS混合物を含む各遠心管に移す。これらの遠 心管をポルテックススターラにかけ、室温で45分間インキュベー トする。阻害剤が存在しない場合にはOD約1.0を与える濃度と して、適当なMAB希釈率を選択した。検定用の負の対照を作成す るには、抗p!7 MABを正常なマウス血清(NMS)または1%ゼ ラチン-PBSで履き換え、阻害剤を重炭酸緩衝液で置き換える。 検定用の正の対照は、阻害剤を含まない溶液(添加された重炭酸級 衝波のみ)中の抗pi 7 MABからなる。45分間インキュベート した後、固定化された精製pl7またはrbSlを含む、ブロック化さ れ、かつ洗浄されたマイクロタイクープレートの各カラムに、(各 ウェルあたり100μ1の)MAB-阻害剤溶液を移す。これらのブ レートを室温で2時間インキュベートする。3回洗浄した後、1%

お 衣 丁 3 300000 7 で を与えるものを選択することにより、決定される。

検定は、0.15~2.5 μg/alの範囲内にわたって直線的である。 基準としたrbStのうち、約32%はp[7.0であったが、相対的な 標準偏差(RSD)は13%であった。10個の異なるrbStロット を、3日間の各々の日に、基準のものに対して検定すると、21.3~ 38.7%がpl7.0であり、平均のRSDは6.8%である。

3 65合的ELISA

MABの特異性/エピトーブの特徴づけは、様々な合成rbStベブチドを化学的にアセチル化し、それらを観合的ELISAの阻害剤として評価することにより、調べられる。イムロン(Immulon)IIマイクロタイターブレートのウェルを、精製抗pI7.0またはrbStの10μs/ml溶液で被覆し、引き続いて、PBS(pH7.3)中の1%ゼラチン(Bio-Rad)を用いて、室温で1.5時間ブロックする。適当な初期温度の阻害剤(通常、供給量に依存して、1~10ms/ml)を、重炭酸緩衝液(15mM NaCOm, 35mM NaHCOm, pH9.6)中に調製し、1%ゼラチン-PBS緩衝液(通常、各遠心管あたり

ゼラチン-PBS中に比率1:3000で希釈されたベルオキシダーゼ標識抗マウス I gC [サザーン・バイオテク(Southern Biotech)]
の100μlを、室温で2時間にわたって各ウェルに添加する。結合抗体の検出を行う前に、0.4μl/alの30%H₁O₁(マリンクロッド)を含む0.1 Mのクエン酸-K₁HPO₂級衝液(pH4.5)中の
0.4mg/mlオルト-フェニレンジアミン(シグマ)を、各ウェルあた
り200μl添加することにより、プレートを4回洗浄する。暗所
にて、室温で30分間インキュベートした後、2.5 M H₁SO。
(マリンクロッド)を各ウェルあたり50μl添加することにより、
反応を停止させる。デーク記憶および分析用のIBM-PCXTクローン [ファウンタイン(Fountain)] に接続したマイクロタイタープレート読取器 [EL310型、バイオテク(Biotek)] を用いて、490nmにおけるウェルの光学密度を測定する。

狙客剤は、様々な合成rbStペプチドと、単一のリジン基を様々な隣接アミノ酸と共に含む市販ペプチドとのアセチル化型および非アセチル化型からなる。合成rbStペプチドは、「メリフィールド・

特表平5-500007 (9)

アール、(Nerrifield、R.)、1963、ジャーナル・アメリカン・ケミカル・ソナイエティ(J. Amer. Chem. Soc.) 85:2154] に従って顕璧される。ゼノブシン、エロドイシンおよび血清胸線因子(STF)は、ケマローグ(Chemalog)から購入され:ニューロテンシン、両ブラジキニン、リジン、α-アセチルリジンおよびε-アセチルリジンは、シグマから購入され:モして、セルバ(Serva)からは、「Fo-phemaet-phe-lys」が供給される。

合成rbStペプチド阻害剤およびその50%阻害点を、応答が減少する順番に並べると、rbStアミノ酸残器152~177 (0.39μg/al)>rbStアミノ酸残器130~150(7.8μg/al)>rbStアミノ酸残器130~150(7.8μg/al)>rbStアミノ酸残器179~191(18.8μg/al)となる。阻害 度は、アセチル化リジン残器の数に対して相関を示す。これらペプチドの正常な非アセチル化型は、500μg/alであっても、検定において競合を起こさない。エピトーブをさらに明確にするためには、単一のリジンを様々な隣接アミノ酸と共に含む様々な市販のペプチドをアセチル化し、阻害剤として評価する。得られたデータによる

国 脬 餌 変 報 告

PCT/US 90/03879

	C1. 5 C12P 21/08 ; C12N 5/18 ; GO1N 33/577	
. (16)225	STARCHED	
	Minimpa Incomenipala Servinos	
Catherin	na Serson Claraticanna Sember	
Int.C	C1. 5 C07K; C12P; G01N	
	Derivorships Searched other than Historica Universities in the Fireto the tack the comment are factored in the Field Searched.	
	MENTS COMSIDERED TO AR RELEVANT*	
	Characa of Operations, ⁴⁶ with indifferent, where appropriate, of the reference postupes ¹⁶	Reservant to Claim No.
۹,)	FASEB JOURNAL vol. 4, no. 7, 26 April 1990, BETHESOA, MD US page 1890 0.M.Evans: "Monoclonal antibody to acetylated lysine residues in recombinant bovine somatotropin" see abstract 1149	1-9
	BIOLOGICAL ABSTRACTS, vol 37, (11), 1987 page ab-245, biosciences information services phil. Kriwi, G., et al: "Antigente regions of bovine" abstract number 106644 see abstract	1-9
•	JOURNAL OF BIOLOGICAL CHEMISTRY vol. 261, no. 6, 25 February 1986, BALTIMORE US pages 2966 - 2498; Urich Pfeffer et al. "Aviability of Myperacetylated HK histone in intact nucleosomes to specific antibodies" see the whole document	1-9
	requires population prior to the incommunal filling date has a file and, as the prior of the remains an object of the remains and the remains an object of the remains an object of the remains an object of the remains and the remains and the remains an object of the remains and t	incoming on a person assisted as absolute story over the contraction over the contraction over the contraction over the contraction over the contraction over the contraction over the contraction over the contraction over the contraction of the contraction over the contraction over the contraction over
	FICATION	
D-14 et 16.7	29 JANUARY 1991 1.3. [12. 9]	
	FURGIFIAN PAIENT OFFICE.	

と、MABは、タンパク質中の少なくとも1個の単一アセチル化リジン残基の存在に特異的であるだけでなく、α-アセチルリジンと
ε-アセチルリジンとを遊離のアミノ酸として区別し得る。

本発明の好適なハイブリドーマおよびモノクローナル抗体は、ハイブリドーマVH25-1E5-2D1-2B8(pl7.0またはアセチル化リジン抗体)により生産される。このハイブリドーマは、UC*HB-21と名づけられ、特許手続き上の微生物の寄託の国際的承認に関するブタベスト条約の規定に基づき、1989年7月14日付で、アメリカン・タイプ・カルチャー・コレクション [12301 パークローン・ドライブ(Parklawn Drive)、ロックビル、MD 20852、USA] に寄託されている。受託番号はHB-10181である。

第1頁の続き

®Int. Cl. ⁵ 識別記号 庁内整理番号 G 01 N 33/53 33/577 //(C 12 P 21/08 C 12 R 1:91) D B 8310-2 J 9015-2 J

砂発 明 者 ウオーカー, ガスタパス・エイ アメリカ合衆国ミシガン州49081、ポーテイジ、ミツドフイール ド・ドライブ5125番